

**This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning
Operations and is not part of the Official Record**

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:

- ☐ BLACK BORDERS
- ☐ IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES
- ☐ FADED TEXT OR DRAWING
- ☐ BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING
- ☐ SKEWED/SLANTED IMAGES
- ☐ COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS
- ☐ GRAY SCALE DOCUMENTS
- ☒ LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT
- ☐ REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY
- ☐ OTHER: _____

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.

REMARKS

Claims 1, 3-8, 1-16, 19-20, 36-37 and 52-63 are pending. Claims 1 and 52 have been amended to recite a fermentation medium consisting essentially of chemically defined constituents. The amendments are supported in the specification at least on page 5, lines 3-14 and on page 6, lines 6-16. The specification has also been amended to correct typographical errors. Thus, no new matter is added.

The Office has maintained all rejections previously made. Applicants address each rejection in view of the amended claims. Applicants also respectfully request reconsideration and allowance of the pending claims, as amended, in light of the remarks presented herein.

Rejections under 35 U.S.C. § 112

Claims 1, 3-8, 15-16, 19-20, 36-37 and 52-63 remain rejected under 35 U.S.C. § 112, second paragraph, as allegedly being indefinite. In particular, the Office suggested clarification on what the fermentation medium encompasses. To expedite prosecution, Applicants have amended claims 1 and 52 to indicate that the fermentation medium consists essentially of chemically defined constituents.

The term “fermentation medium consisting essentially of chemically defined constituents” is clear and definite from the specification, and is also well-known to those skilled in the art. For example, the specification teaches that a fermentation medium essentially composed of chemically defined constituents does not contain complex raw materials having a chemically undefined composition, or only in an essentially small amount that is insufficient for maintaining microorganism growth or for guaranteeing biomass formation. (Specification at 5:3-13). Because the terms “complex raw materials” or “complex media” in reference to culture medium are well-known to those skilled in the art, it is clear what the fermentation medium encompasses.

As indicated in the specification, complex media have a chemically undefined composition due to the fact that the ingredients contain many different compounds, and have a

variable composition due to seasonal variation and differences in geographic origin. Typical examples of complex raw materials functioning as complex carbon and nitrogen sources are corn steep liquor, yeast extract, soybean meal, cotton seed meal, and molasses. (Specification at 5:14-23). Other examples of complex of natural media which are formulated using ingredients of natural origin are blood and meat extracts. (See e.g., "Traders' Guide to Fermentation Media Formulation, at page 2, copy attached at Exhibit 1 for the Examiner's convenience).

In contrast, chemically defined media are compounds having precisely defined proportions, and thus can be characterized chemically. For example, chemically defined carbon sources include but are not limited to simple sugars, starch, inulin, glycerol, vegetable oils, hydrocarbons, alcohols, organic acids, and the like. Chemically defined nitrogen sources include but are not limited to urea, ammonia, nitrate, ammonium salts, amino acids, and the like. (Specification at 8:18-9:6). Because Applicants have clearly defined what the fermentation medium encompasses, the claims are definite. Applicants therefore respectfully request that this rejection be withdrawn.

Rejections under 35 U.S.C. § 103

Claims 1, 3-8, 15-16, 19-20, 36-37 and 52-63 remain rejected under 35 U.S.C. § 103(a), as allegedly being unpatentable over Hogue *et al.*, (Derwent 1987-357537), in view of Bovenberg *et al.* (U.S. patent 5,731,163 [sic]), and Microbiology, fourth edition (Pelezar *et al.*, pages 853-856). The Office rejected Applicants' arguments that there is no motivation to combine the references teaching a fermentation medium of complex raw material because "applicant has not clearly defined what his fermentation medium encompasses." (Office action, page 2). The Office also indicated that Microbiology, page 855, step 5, teaches a chemically defined medium for the production of penicillin. Applicants must respectfully disagree, and address the rejection in view of the amended claims.

As previously indicated, claims 1 and 52 have been amended to recite a fermentation medium consisting essentially of chemically defined constituents. The fermentation medium is

clearly defined to contain no complex raw materials having a chemically undefined composition, or only in an essentially small amount that is insufficient for maintaining microorganism growth or for guaranteeing biomass formation. Unlike the invention, none of the references, alone or in combination, teaches a fermentation medium consisting essentially of chemically defined constituents. Thus, even if combined, the combination fails to teach all the elements of the claimed invention (*i.e.*, large scale β -lactam production using a fermentation medium consisting essentially of chemically defined constituents).

Hoyge *et al.* only suggest small scale production using complex media. As indicated in the Hoyge patent and the English translation of the Hoyge patent (copy attached at Exhibits 2 and 3, respectively), the fermentation medium comprises primarily peanut flour and corn steep liquor (*i.e.*, first two constituents listed in each example), each of which is a complex medium. Furthermore, the Hoyge patent teaches a small scale production of up to 1 m³. (See, Hoyge patent, examples). In contrast, claim 1 specifically recites a fermenting step on a volume scale of at least 10 m³.

Bovenberg *et al.* also teach a small scale production using complex raw materials. Example 1 of the Bovenberg reference teaches a fermentation medium consisting of glucose and complex raw materials such as cotton seed meal and corn steep solids, and other components.

Contrary to the Examiner's assertions, the Microbiology reference fails to teach a chemically defined medium. In particular, Figure 40-4 at page 856 of the Microbiology reference teaches the industrial manufacture of penicillin using a medium of corn-steep liquor, lactose, salts, and other ingredients that are not chemically defined. Corn-steep liquor is a complex material of chemically undefined composition. (See e.g., specification at 5:19-23).

The reference at page 855, step 5, also does not refer to a chemically defined medium. Step 5 indicates the "addition of chemicals to the medium which served as precursors for synthesis of penicillin." In step 5, the chemicals are precursors for the synthesis of penicillin, which are added to the medium. For example, penicillin O is produced by adding a precursor to the culture medium (See e.g., Dorlands Medical Dictionary, attached at Exhibit 4; Stedman's Medical

Dictionary, attached at Exhibit 5). Because none of the references teach a fermentation medium consisting essentially of chemically defined constituents, the combination would only teach large scale β -lactam production using a fermentation medium composed of complex raw material such as corn steep liquor.

Furthermore, there is no reasonable expectation of success that a fermentation medium consisting essentially of chemically defined constituents may be used for large scale β -lactam production. As indicated in the specification, the product yields which would be obtained using chemically defined media on an industrial scale were typically considered to be substantially lower than those obtained using media containing complex raw materials. In addition, high-producing microbial strains which have been developed for industrial processes in complex media were suspected not to retain their good performance in chemically defined media. (See, Specification at 2:34-3:7).

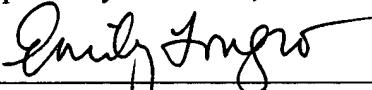
Based on the above, the claims are nonobvious. Thus, Applicants respectfully request that the rejections under 35 U.S.C. § 103 be withdrawn, and the claims be passed to allowance.

In view of the above, each of the presently pending claims in this application is believed to be in immediate condition for allowance. Accordingly, the Examiner is respectfully requested to withdraw the outstanding rejection of the claims and to pass this application to issue. If it is determined that a telephone conference would expedite the prosecution of this application, the Examiner is invited to telephone the undersigned at the number given below.

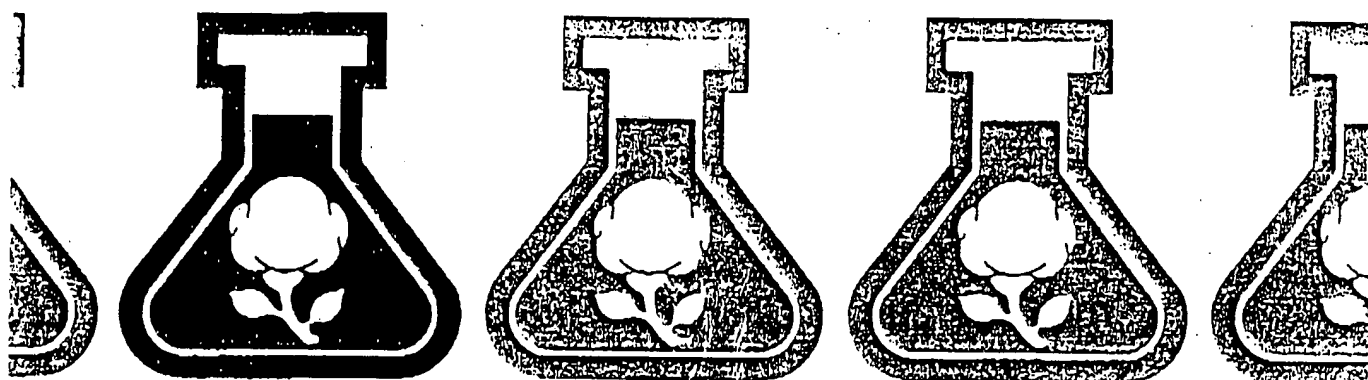
In the event the U.S. Patent and Trademark office determines that an extension and/or other relief is required, applicant petitions for any required relief including extensions of time and authorizes the Commissioner to charge the cost of such petitions and/or other fees due in connection with the filing of this document to Deposit Account No. 03-1952 referencing docket no. 246152012710. However, the Commissioner is not authorized to charge the cost of the issue fee to the Deposit Account.

Dated: August 10, 2004

Respectfully submitted,

By 
Emily C. Tongco

Registration No.: 46,473
MORRISON & FOERSTER LLP
3811 Valley Centre Drive, Suite 500
San Diego, California 92130
(858) 314-5413



TRADERS' GUIDE TO FERMENTATION MEDIA FORMULATION

D. W. Zabriskie, PhD, BioChem Technology, Inc.
W. B. Armiger, PhD, BioChem Technology, Inc.
D. H. Phillips, PhD, BioChem Technology, Inc.
P. A. Albano, Traders Protein

© 1980, Traders Protein
Second Printing, 1982

Traders Guide to Fermentation Media
Formulation was produced by Traders Protein,
P.O. Box 8407, Memphis, Tennessee 38108
USA. Reproduction in part or whole requires
the written permission of Traders Protein.

Traders Protein gratefully acknowledges the
assistance of BioChem Technology, Inc.,
Malvern, Pennsylvania USA in the preparation of
this book. We also appreciate the assistance of
Dr. W. W. Umbreit, Rutgers University, and
Dr. B. W. Churchill, The Upjohn Company.

compounds usually closely related to the form in which they will ultimately be incorporated in the cellular material.

energy source in water. Final pH 7.4 to 7.6. If medium (pH 5 - 5.5) add 6 ml of 1N H₂SO₄ per liter of final medium.

1

(c) Cerelease - Corn products, a unit of C. E. Merck & Co., Inc.

The microbial environment is largely determined by the composition of the growth medium. Media are generally formulated for specific purposes. A cultivation medium is designed to support active growth whereas a storage medium is used for its ability to sustain viability under conditions unfavorable for growth. An enrichment medium is used to enhance the growth of a particular species in the presence of other contaminants. Differential media are used in the identification process, and media for determination of physiological properties are generally used to study microbial metabolism (2).

Often a culture medium is prepared using pure compounds in precisely defined proportions.

Media of this type are called synthetic or defined, and examples are shown in Table 1. Alternatively, media can be formulated using ingredients of natural origin which are not completely defined chemically, such as blood, meat extracts, molasses, and cottonseed flour. These are referred to as complex or natural media and some examples are shown in Table 2.

Defined media are usually preferred for research since they permit one to determine the specific requirements for growth and product formation by systematically adding or eliminating chemical species from the formulation. Other advantages of a defined medium include its reproducibility, low foaming

2

1. Fermentation Media Formulation

1.1. Introduction

It is generally accepted that fermentation media development is a mixture of art and science. The scientific basis rests with those fundamental biochemical aspects of microorganisms which are general to large groups of species. The art is required when the specific biochemical details of the species of interest are unknown. Success or failure then rests on the microbiologist's experience and judgement to experimentally determine the environmental conditions which best allow the microorganism to express the biological characteristics of commercial importance.

Two nutritional factors essential to microbial activity are 1) a source of energy for cell metabolic processes, and 2) a source of materials from which cellular matter and products can be synthesized. Microorganisms can obtain energy from their environment in a variety of ways. Some algae, photosynthetic bacteria, and protozoa utilize solar radiation for this purpose and are termed phototrophs. Most microorganisms, however, use the energy stored in the chemical bonds of various compounds and are called chemotrophs. Chemotrophs can be subdivided into lithotrophs and organotrophs depending on their ability to utilize inorganic and organic material as an energy source. The means by which carbon is assimilated provides another basis for classifying microorganisms. Autotrophs only require carbon as CO_2 while heterotrophs require carbon in more complicated molecular forms (1). The microorganisms of greatest commercial importance are the heterotrophs (1).

The second nutritional factor is the requirement for sources of all the elements (C, H, O, N, P, S, K, etc.) that will be combined in various ways to form cellular material or products. Some microorganisms can utilize elements in the form of simple compounds while more fastidious species require their nutrients as more complex compounds usually closely related to the form in which they will ultimately be incorporated in the

Table 1
Defined Media Used in Laboratory Studies

Davis Medium (3)

Suitable for enteric fermentative microorganisms

Energy Source	2 g/l
K_2HPO_4	7 g/l
KH_2PO_4	3 g/l
$\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	0.5 g/l
Na-Citrate $\cdot 3\text{H}_2\text{O}$	0.5 g/l
$(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$	1 g/l

"B" Medium (4)

Low in phosphates-suitable for oxidative microorganisms

Energy Source	1-10 g/l
K_2HPO_4	1 g/l
$\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	0.3 g/l
$(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$	1 g/l
NaCl	0.2 g/l
Iron	Trace
Trace Elements Concentrate	1-10 ml/l

Trace Elements Concentrate

EDTA	5 g/l
$\text{ZnSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	0.22 g/l
CaCl_2	0.55 g/l
MnCl_2	0.5 g/l
FeSO_4	0.5 g/l
$(\text{NH}_4)_6\text{Mo}_7\text{O}_{24} \cdot 4\text{H}_2\text{O}$	0.1 g/l
CuSO_4	0.16 g/l
CoCl_2	0.16 g/l

Vogel and Bonner Medium (5)

Nutrient Concentrate-self sterilizing. Dissolve the components below in 670 ml of water in order listed:

$\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	10g
Citric Acid $\cdot \text{H}_2\text{O}$	100g
$\text{K}_2\text{HPO}_4 \cdot \text{anhydrous}$	500g
$\text{Na}(\text{NH}_4)\text{HPO}_4 \cdot 4\text{H}_2\text{O}$	173g

Final medium made by aseptically adding 1 ml of concentrate to 49 ml of a sterilized solution of the energy source in water.

Final pH 7.4 to 7.6. For acid medium (pH 5 - 5.5) add

tendency, translucency, and the relative ease of product recovery and purification. However, in many cases low product yield and poor economy make complex or natural media the preferred choice in industrial fermentations (9).

The process of fermentation media formulation usually begins by developing a carefully defined formulation to determine the specific requirements. This phase is followed by a transition to a natural media in order to scale-up the formulation to a commercially viable process. In the discussion to follow, it is assumed that the growth and product formation requirements have been determined in the laboratory on a defined medium, and it is now desired to formulate a media based upon natural ingredients.

1.2. Components of Industrial Fermentation Media

Fermentation nutrients can be classified as sources of carbon, nitrogen, inorganic components, and vitamins according to their principal function in the medium. Carbohydrates are referred to as carbon sources, although they also supply combined oxygen and hydrogen. Proteins and amino acids are important nitrogen sources, although they also are sources of carbon, oxygen, hydrogen, and sulfur. The objective in formulating the medium is to blend ingredients rich in some nutrients and deficient in others with materials possessing other composition profiles to achieve the proper balance.

1.2.1. Carbon Sources

1.2.1.1. Carbohydrates

Carbohydrates are excellent sources of carbon, oxygen, hydrogen, and metabolic energy for many microorganisms. They are available as simple sugars or as sugar polymers such as starch, dextrans, cellulose, and hemicellulose. Since biomass is typically 50% carbon on a dry

weight basis, carbohydrates frequently are present in the media in concentrations higher than other nutrients and are used in the range of 0.2-20%

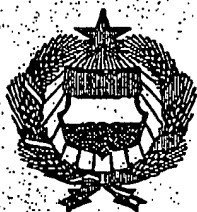
Although all carbohydrates have an empirical formula of $(CH_2O)_n$, they are not equally available to microorganisms. In general terms availability may be ranked as hexoses > disaccharides > pentoses > polysaccharides. The yeast *Saccharomyces cerevisiae* can only grow on some hexoses and disaccharides while the yeast *Candida utilis* will grow on some hexoses, disaccharides, and pentoses. Neither strain will grow on polysaccharides such as starch, hemicellulose, and cellulose. These materials can be made available to the yeast only after the polymers are hydrolyzed to yield simple sugars using acid, base, or enzymatic catalysts. Other microorganisms such as *Bacillus subtilis* and *Trichoderma reesei* secrete extracellular hydrolytic enzymes into their environment. These enzymes are capable of depolymerizing polysaccharides to form simple sugars. Still other microorganisms can grow well on a variety of carbohydrates, yet the yield of product may be strongly dependent on the source. Table 3 demonstrates this situation for the production of a β -lactam antibiotic by *Cephalosporium acremonium* in which glucose favors cell growth, galactose maximizes antibiotic concentration, and sucrose optimizes antibiotic yield per cell (10). It is therefore important to determine these nutritional characteristics before selecting a carbohydrate source for the cultivation of a specific species.

Simple sugars are available as powders or syrups, provided in a variety of purities. Glucose and sucrose are used in the greatest volumes by the fermentation industry. Glucose is generally derived from the hydrolysis of corn starch, although starch from other grains and cellulosic materials is sometimes used. Sucrose is most often purchased as molasses. Lactose from cheese whey and xylose from sulfite waste liquor are used in smaller amounts.

Table 3
 β -Lactam Antibiotic Production by *Cephalosporium acremonium* on Different Carbohydrates (10)

Carbon-Source	Antibiotic Concentration $\mu\text{g/ml}$	Cell Concentration mg/ml	Yield of Antibiotic $\mu\text{g/mg of Cells}$
Glucose	830	22.5	36.9
Maltose	1130	21.8	51.9
Fructose	1250	21.5	58.1
Galactose	1650	19.1	86.4
Sucrose	1040	11.9	87.4

(19) HU

MAGYAR
NÉPKÖZTÁRSASÁGORSZÁGOS
TALÁLMÁNYI
HIVATALSZABADALMI
LEÍRÁS

SZOLGÁLATI TALÁLMÁNY

(21) (5025/85)

(22) A bejelentés napja: 85. 12. 29.

(41) (42) Közzététel napja: 87. 11. 30.

(45) A leírás megjelent: 89. 03. 20.

(11)

(13)

195 540 B

Nemzetközi
osztályjelzet:
(51) NSZO₄
C 12 P 37/02

Feltaláló(k): (72)

Dr. PÓLYA Kálmán, 39%; HÖGYE Irma, 28%; SERES Péter,
28%; NAGY János, 2,5%; SZTÁRAY Gyuláné, 2,5%; Debre-
cen, HU

Szabadalmaz: (73)

BIOGAL Gyógyszergyár, Debrecen, HU

(54) ELJÁRÁS G- ÉS V-PENICILLIN ELŐÁLLÍTÁSÁRA FERMENTÁCIÓS ÚTON

(57) KIVONAT

A találmány tárgya eljárás G- és V-penicillin előállítására fermentációs úton valamely *Penicillium chrysogenum* törzssel 24–25 °C-on, 0,7–1,3 tf. levegő/tf. fermentálé/perc levegőztetés mellett, miközben G-penicillin előállításánál a fenilecetsav, V-penicillin előállításánál a fenoxiecetsav koncentrációját legalább 0,05 t.%, a pH-t ammónium-szulfát, ammónium-hidroxid és kálium-hidroxid oldatok adagolásával 6,2–7,0, az oldott nitrogéntartalmat legalább 20 mg/100 ml, a nedves sejtömeg-tartalmat napraforgóolaj, szacharóz oldat, és víz adagolásával legfeljebb 53 tf.% értéken tartják, oly módon, hogy a rendszerből 90 órás fermentáció után a fermentlé 5–10 tf.%-át 10–20 órás időközökben leengedik és a folyamatot 160–240 órán át folytatják.

1

195 540

2

A találmány tárgya eljárás G- és V-penicillin előállítására *Penicillium chrysogenum* törzsek félfolyamatos, sültészett kultúrák tenyésztésével.

Ismeretes, hogy a penicillin sültészett kultúrák előállítása volt az első ipari antibiotikum gyártó biotechnológiai folyamat, melynek blokkémiailag szabályozását megoldották. E folyamatszabályozás lényege az, hogy a tápanyagok oldatát olyan ütemben adagolják a tenyészetbe, hogy azzal az anyagcsere-folyamatok intenzitását a termelés szempontjából optimális értéken tartásuk.

A 180 399 számú magyar szabadalmi leírás az anyagcserezabályozott korszerű penicillin fermentációs folyamat tipikus példáját mutatja be.

E folyamatok gazdasági előnyei a nem anyagcserezabályozott folyamatokhoz viszonyítottnak a következőkből adódnak:

- A hozamot döntő módon befolyásoló repressziós, és limitációs jelenségek elmáradnak.
- A táptalaj a sültészett tenyésztés indításakor (beoltásakor) relatív hig; kevés tápanyagot tartalmaz, ezért a tenyésztet megfelelő oxigénátvitelt biztosító kevertetéséhez relatív kevés energia (2-3 kW/m³) szükséges.
- A tápanyagok adagolásával nemcsak az anyagcsere intenzitása, hanem a termelő mikroorganizmus szaporodása is befolyásolható; elkerülhető a túlzott viszkózitáshoz az oxigénátvitel leromlásához vezető túlszaporodás; biztosítható a legjobb oxigénátvitelt lehetővé tevő optimális pellet-méret.

E folyamatoknak azonban a nem anyagcserezabályozott folyamatokhoz viszonyítottnak van egy jelentős gazdasági hátránya; a relatív rossz fermentor-kapacitáskihasználás, ami abból adódik, hogy a tápanyagok oldatát adagolni kell. Ahhoz, hogy az adagolt oldatok beférjenek a fermentorba, indulásnál a fermentálé térfogata csak jóval kevesebb lehet, mint amennyit a fermentor hasznos kapacitása befogadni képes lenne; mintegy 65-70 %-a annak. Így a bioszintézist végző mikroorganizmus-tömeg is kevesebb, és csak a fermentáció végén éri el a maximumot, amikor a fermentálé térfogata a fermentor hasznos kapacitásig emelkedik.

Eljárásunk alapját az a felismerés képezi, hogy amennyiben a fermentálé térfogatát a fermentor hasznos kapacitásának 90-95 %-áról indítjuk, majd a tápanyag-oldatok adagolása következtében amikor a hasznos térfogat 100 %-át elérjük, a fermentálé 5-10 tf.-%-át feldolgozásra leengedjük, majd az adagolást tovább folytatva a folyamatot többször megismételjük, végül is egy folyamatos fermentációhoz hasonló, közel állandó állapotot érhetünk el.

Eljárásunk nemcsak arra alkalmas, hogy az anyagcserezabályozott fermentációk tulajdonképpen egyetlen, de nagyon lényeges hibáját kiküszöbölje, hanem arra is, hogy további, a hozamot előnyösen befolyásoló lehetőséggel szolgáljon. Ezzel az eljárással a fermentálék hatóanyag-tartalmát is a táptalaj-kihasználás, a végtermékgátlás és a feldolgozás együttesen mérlegelt optimum-értéken lehet tartani.

Eljárásunk lényegesebb előnyeit (a fermentor kapacitás jobb kihasználása, időegység alatt több termék előállítása) az alábbi táblázatban feltüntetett adatokkal szemléltetjük.

Hatóanyagtermelési sebességek összehasonlító táblázata

	Fermentációs időköz, (óra)	1. példa E/ml/óra	2. példa E/ml/óra	3. példa E/ml/óra	4. példa E/ml/óra	5. példa E/ml/óra
5	0-40	176	195	210	225	219
	0-60	225	242	237	304	296
10	0-80	218	245	243	264	291
	0-100	212	227	275	281	300
	0-120	208	218	280	275	285
	0-140			280	278	283
15	0-160			279	272	270
	0-180			260	267	270
	0-200			245	259	265

A fenti összegzett előnyökből adódóan eljárásunkkal 20 1 m³ fermentorkapacitás felhasználásával egy hónap alatt (720 munkóra) 81,7, illetve 91,3 kg nyers G-, illetve V-penicillin-kálumsó bioszintetizálható, szemben az azonos törzssel és azonos rendszerben hagyományos módon anyagcserezabályozott (fed batch) technológiával, 25 magasabb fajlagos anyagfelhasználás mellett elérhető 68,2 illetve 76,0 kg értékekkel.

A fenti táblázatban az 1. és 2. példának megfelelő adatok, valamint a leírás 1. és 2. kiviteli példái a 189 287 számú magyar szabadalmi leírásban foglalt szakaszos fermentációs eljárásnak felelnek meg, illetve a nevezett eljárás reprodukciós példái.

Eljárásunk kivitelezését a 3., 4. és 5. példákkal szemléltetjük.

1. példa

A BIOGAL Gyógyszergyár tulajdonában lévő ipari termelésre alkalmazott URC M jelzésű *Penicillium chrysogenum* törzsből (deponálási szám 1 MNG-00237) 80 liter előfermentációt készítettünk. Az előfermentációt 630 liter alaptáptalajba oltottuk, melynek összetétele a következő volt:

(földi) mogoróliszt	2,5 tf. %
kukoricalekvár	
(100 % szárazanyag-tartalom)	1,0 tf. %
nátriumtioszulfát	0,06 tf. %
kalciumkarbonát	0,78 tf. %
napraforgóolaj	0,28 tf. %

A fermentációs paraméterek a következők voltak:

felhasznált energia 800 liter	
fermentálé térfogatnál mérve	2,6 kW/m ³
hőmérséklet	25 °C
belső nyomás	10 ⁵ Pa
levegőztetés	1 Nm ³ /1m ³
	f.lé/perc

60 A fermentációt 120 órán át futtattuk. Ezalatt összesen 10,9 tömeg% szénforrást adagoltunk a tenyészetbe, a szénforrás 8 t.-% a napraforgóolaj, 92 t.-% a szaharóz volt.

65 A fermentáció 10 órák korábban 0,06 t.-% fenilecetsav oldatot adagoltunk a fermentálékhoz, majd a fermentáció

1

195 540

2

teljes lefutása alatt folyamatos adagolással a fenilecetsav koncentrációját 0,05–0,08 t.% értékek között tartottuk. A pH szabályzására ammóniumsulfát, ammóniumhidroxid és káliumhidroxid oldatokat alkalmaztunk, úgy adagolva a fenti anyagokat, hogy a pH 6,2–6,9; az oldott nitrogéntartalom 0–105 órás korban 75–20 mg/100 ml értékek között maradjon. Az oldott nitrogéntartalom meghatározására RADEKIS OP-264/1 ammónia és pH mérőt alkalmaztunk. A fenilecetsav meghatározása Hewlett Packard 1084 B magashyomású folyadék-kromatográffal történt. [Chromatographia Vol. 12. No. 6, June 1979 (380–385).]

A fentiekben jellemzett eljárás kivitelezésére alkalmazott fermentor teljes kapacitása 1150 liter, hasznos kapacitása 850 liter volt.

Eljárásunkkal a fentiek szerint nyert adatok alapján számítva:

- 1 m³ teljes fermentortérfogatban
 - 1 hónap alatt
 - 68,2 kg G-penicillin-K-só volt bioszintetizálható.
 - A penicillintartalom meghatározása Hewlett Packard 1084 B magashyomású folyadék-kromatográffal történt.
 - A kinyert termék hatóanyag-tartalma: 98,8% (HPLC). Op.: 212–215 °C (bomlik).
 - 1 kg penicillin bioszintetizálásához
 - 7,99 kg szaharózt,
 - 0,95 kg ammóniumsulfátot,
 - 0,47 kg fenilecetsavat,
 - 0,73 kg kukoricalekvárt (100%),
 - 1,83 kg (földi)ogyorólisztet
- használtunk fel.

2. példa

A BIOGAL Gyógyszergyár tulajdonában lévő ipari termelésre alkalmazott URC M jelzésű *Penicillium chrysogenum* törzsből (deponálási szám: MNG-00 237) 80 liter előfermentációt készítettünk. Az előfermentációt 630 liter alaptáptalajba oltottuk, melynek összetétele a következő volt:

(földi)ogyoróliszt	2,5 t.%
kukoricalekvár	
(100% szárazanyag-tartalomra)	1,0 t.%
nátriumtiosulfát	0,06 t.%
kalciumkarbonát	0,78 t.%
fenoxiecetsav	0,56 t.%

A fermentációs paraméterek a következők voltak:

felhasznált energia	800 liter
fermentlé térfogatnál mérve	2,6 kW/m ³
hőmérséklet	25 °C
belső nyomás	10 ⁵ Pa
levegőztetés	1 Nm ³ /1 m ³ f.lé/perc

A fermentációt 120 órán át futtattuk. Ezalatt összesen 10,5 tömeg% szénforrást adagoltunk a tenyészethez, a szénforrás 7 t.%-a napraforgóolaj, 93 t.%-a szaharóz volt.

A fermentáció 56 óras korától a fermentáció teljes lefutása alatt folyamatosan fenoxiecetsav oldatot adagoltunk. Az adagolást olyan ütemben végeztük, hogy a fenoxiecetsav koncentrációja 0,20–0,05 t.% értékek között maradjon. A pH szabályzására ammóniumsulfát,

ammóniumhidroxid és káliumhidroxid oldatokat alkalmaztunk, úgy adagolva a fenti anyagokat, hogy a pH 6,2–6,9, az oldott nitrogéntartalom 0–105 órás korban 75–20 mg/100 ml értékek között maradjon.

5 A fentiekben jellemzett eljárás kivitelezésére alkalmazott fermentor teljes kapacitása 1150 liter, hasznos kapacitása 850 liter volt.

Eljárásunkkal a fentiek szerint nyert adatok alapján számítva:

- 10 1 m³ teljes fermentortérfogatban
 - 1 hónap alatt
 - 76,0 kg V-penicillin-K-só volt bioszintetizálható.
 - A kinyert termék hatóanyag-tartalma (HPLC): 99,1 %.
 - 15 $[\alpha]_D^{25} = +220^\circ$ (c = 0,2 vízben).
 - 1 kg penicillin bioszintetizálásához:
 - 6,90 kg szaharózt,
 - 0,82 kg ammóniumsulfátot,
 - 0,63 kg fenoxiecetsavat,
 - 0,65 kg kukoricalekvárt (100%),
 - 1,64 kg (földi)ogyorólisztet
- használtunk fel.

3. példa

A BIOGAL Gyógyszergyár tulajdonában lévő ipari termelésre alkalmazott URC M jelzésű *Penicillium chrysogenum* törzsből (deponálási szám: MNG-00237) 80 liter előfermentációt készítettünk. Az előfermentációt 720 liter alaptáptalajba oltottuk, melynek összetétele a következő volt:

(földi)ogyoróliszt	1,0 t.%
kukoricalekvár	
(100% szárazanyag-tartalomra)	2,5 t.%
nátriumtiosulfát	0,175 t.%
kalciumkarbonát	0,68 t.%
napraforgóolaj	0,25 t.%

40 A fermentációs paraméterek a következők voltak:

felhasznált energia	800 liter
fermentlé térfogatnál mérve	2,6 kW/m ³
hőmérséklet	25 °C
belső nyomás	10 ⁵ Pa
45 levegőztetés	1 Nm ³ /1 m ³ f.lé/perc

A fermentáció 10 óras korában 0,06 t.% fenilecetsav oldatot adagoltunk a fermentléhez, majd a fermentáció teljes lefutása alatt folyamatos adagolással a fenilecetsav-koncentrációt 0,05–0,08 t.% értékek között tartottuk. A pH szabályzására ammóniumsulfát, ammóniumhidroxid és káliumhidroxid oldatokat alkalmaztunk, úgy adagolva a fenti anyagokat, hogy a pH 6,2–7,0 értéken legyen, ugyanakkor az oldott nitrogéntartalom minimum 20 mg/100 ml értéket érjen el. Szénforrásként a tenyészethez 50 t.%-os szaharóz oldatot és napraforgóolajat adagoltunk. A napraforgóolaj adagolása olyan ütemben történt, hogy a tenyészet térfogata a levegőztetés nélküli térfogatot mintegy 15–25%-kal haladja meg. A szaharóz és napraforgóolaj együttes adagolási ütemét úgy választottuk meg, hogy a fermentáció alatt a nedves sejttérfogat (PCV) érték 38–44 t.% között legyen.

A nedves sejttérfogat mérésére JANETZKY T-32 típusú centrifugát alkalmaztunk (g:500).

1

195 540

2

A rendszerhez steril vizet is adagoltunk olyan ütemben, hogy a fermentlé aktivitása ne haladjon meg a feldolgozás szempontjából már nem előnyös 25 000 E/ml értéket.

Amikor a fermentlé térfogata elérte a 850 litert, a rendszerből 50 liter fermentlevet leeresztettünk. Ezt a folyamatot a fermentáció oltásától kezdődően 200 órán keresztül folytattuk.

A fentiekben jellemzett eljárás kivitelezésére alkalmazott fermentor teljes kapacitása 1150 liter, hasznos kapacitása 850 liter volt.

Eljárásunkkal a fentiek szerint nyert adatok alapján számítva:

- 1 m³ teljes fermentortérfogatban
- 1 hónap alatt
- 81,7 kg G-penicillin-K-só volt bioszintetizálható.

A kinyert termék hatóanyagtartalma (HPLC): 99,2%.
Op.: 214–216 °C (bomlik).

- 1 kg penicillin bioszintetizálásához
 - 5,43 kg szacharózt,
 - 0,35 kg ammóniumsulfátot,
 - 0,51 kg fenilecetsavat,
 - 1,02 kg kukoricalékvárt (100%),
 - 0,42 kg (földi) mogorólisztet
- használtunk fel.

4. példa

A BIOGAL Gyógyszergyár tulajdonában lévő ipari termelésre alkalmazott URC M jelzésű *Penicillium chrysogenum* törzsből (deponálási szám: MNG-00237) 80 liter előfermentációt készítettünk. Az előfermentációt 720 liter alaptáptalajba oltottuk, melynek összetétele a következő volt:

(földi) mogoróliszt	1,0 t.%
kukoricalékvár	
(100% szárazanyagtartalomra)	2,5 t.%
nátriumtiosulfát	0,175 t.%
kalciumkarbonát	0,68 t.%
napraforgóolaj	0,25 t.%
fenoxiecetsav	0,56 t.%

A fermentációs paraméterek a következők voltak:

felhasznált energia 800 liter	
fermentlé térfogatnál mérve	2,6 kW/m ³
hőmérséklet	25 °C
belső nyomás	10 ⁵ Pa
levegőztetés	1 Nm ³ /1 m ³ f.lé/perc

A fermentáció 60 óráig tartott, a fermentáció teljes lefutása alatt folyamatosan fenoxiecetsav oldatot adagoltunk. Az adagolást olyan ütemben végeztük, hogy a fenoxiecetsav koncentrációja 0,20–0,05 t.% értékek között maradjon. A pH szabályozására ammóniumsulfát, ammóniumhidroxid és káliumhidroxid oldatokat alkalmaztunk, úgy adagolva a fenti anyagokat, hogy a pH 6,2–7,2 értékeken legyen, ugyanakkor az oldott nitrogéntartalom minimum 20 mg/100 ml értéket érjen el. Szénforrásként a tenyészethez 50 t.%-os szacharózoldatot és napraforgóolajat adagoltunk. A napraforgóolaj adagolása olyan ütemben történt, hogy a tenyészet térfogata a levegőztetés nélküli térfogatot mintegy 15–25%-kal

haladja meg. A szacharóz és napraforgóolaj együttes adagolási ütemét úgy választottuk meg, hogy a fermentáció alatt a nedves sejttérfogat (PCV) érték 38–44 t.% között legyen.

5 A rendszerhez steril vizet is adagoltunk olyan ütemben, hogy a fermentlé aktivitása ne haladjon meg a feldolgozás szempontjából már nem előnyös 25 000 E/ml értéket.

Amikor a fermentlé térfogata elérte a 850 litert, a rendszerből 50 liter fermentlevet leeresztettünk. Ezt a folyamatot a fermentáció oltásától kezdődően 200 órán keresztül folytattuk.

A fentiekben jellemzett eljárás kivitelezésére alkalmazott fermentor teljes kapacitása 1150 liter; hasznos kapacitása 850 liter volt.

Eljárásunkkal a fentiek szerint nyert adatok alapján számítva:

- 1 m³ teljes fermentortérfogatban
- 1 hónap alatt
- 89,2 kg V-penicillin-K-só volt bioszintetizálható.

A kinyert termék hatóanyagtartalma (HPLC): 99,0%.
[α]_D²⁵ = 219° (c = 0,2 vízben).

- 1 kg penicillin bioszintetizálásához
 - 5,25 kg szacharózt,
 - 0,38 kg ammóniumsulfátot,
 - 0,70 kg fenoxiecetsavat,
 - 0,94 kg kukoricalékvárt (100%),
 - 0,38 kg (földi) mogorólisztet
- 30 használtunk fel.

5. példa

A BIOGAL Gyógyszergyár tulajdonában lévő ipari termelésre alkalmazott URC M jelzésű *Penicillium chrysogenum* törzsből (deponálási szám: MNG-00237) 80 liter előfermentációt készítettünk. Az előfermentációt 720 liter alaptáptalajba oltottuk, melynek összetétele a következő volt:

(földi) mogoróliszt	1,0 t.%
kukoricalékvár	
(100% szárazanyagtartalomra)	2,5 t.%
nátriumtiosulfát	1,175 t.%
kalciumkarbonát	0,68 t.%
napraforgóolaj	0,25 t.%
fenoxiecetsav	0,56 t.%

A fermentációs paraméterek a következők voltak:

felhasznált energia 800 liter	
fermentlé térfogatnál mérve	2,6 kW/m ³
hőmérséklet	25 °C
belső nyomás	10 ⁵ Pa
levegőztetés	1 Nm ³ /1 m ³ f.lé/perc

55 A fermentáció 60 óráig tartott, a fermentáció teljes lefutása alatt folyamatosan fenoxiecetsav oldatot adagoltunk. Az adagolást olyan ütemben végeztük, hogy a fenoxiecetsav koncentrációja 0,20–0,05 t.% érték között maradjon. A pH szabályozására ammóniumsulfát és ammóniumhidroxid oldatokat alkalmaztunk, úgy adagolva a fenti anyagokat, hogy a pH 6,2–7,0 értékeken legyen, ugyanakkor az oldott nitrogéntartalom minimum 20 mg/100 ml értéket érjen el. Szénforrásként a tenyészethez 50 t.%-os szacharózoldatot és napraforgóolajat

1

195 540

2

adagoltunk. A napraforgóolaj adagolása olyan ütemben történt, hogy a tenyészet térfogata a levegőztetés nélküli térfogatot mintegy 15–25%-kal haladja meg. A szacharóz és napraforgóolaj együttes adagolási ütemét úgy választottuk meg, hogy a fermentáció alatt a nedves sejttérfogat (PCV) érték 44–54 t.% közötti legyen.

A rendszerhez steril vizet is adagoltunk olyan ütemben, hogy a fermentálé aktivitása ne haladja meg a feldolgozás szempontjából már nem előnyös 25 000 E/ml értéket.

Amikor a fermentálé térfogata elérte a 850 litert, a rendszerből 50 liter fermentlevet leeresztettünk. Ezt a műveletet a fermentáció oltásától kezdődően 200 órán keresztül folytattuk.

A fentiekben jellemzett eljárás kivitelezésére alkalmazott fermentor teljes kapacitása 1150 liter, hasznos kapacitása 850 liter volt.

Eljárásunkkal a fentiek szerint nyert adatok alapján számítva:

1 m³ teljes fermentortérfogatban

1 hónap alatt

91,3 kg V-penicillin-K-só volt bioszintetizálható.

A kinyert termék hatóanyagtartalma (HPLC): 99,1%.

$[\alpha]_D^{25} = 220^\circ$ (c = 0,2 vízben).

1 kg penicillin bioszintetizálásához

5,48 kg szacharózt,

0,41 kg ammóniumszulfátot,

0,67 kg fenoxieccetsavat,

0,92 kg kukoricalekvárt (100%),

5 0,37 kg (földi) mogyorólisztet használtunk fel.

SZABADALMI IGÉNYPONT

- 10 Eljárás G- és V-penicillin előállítására fermentációs úton valamely *Penicillium chrysogenum* fajhoz tartozó törzssel, előnyösen *Penicillium chrysogenum* URC M (deponálási szám: MNG-00237) jelzésű törzssel 24–25 °C-on, 0,7–1,3 tf. levegő/tf. fermentálé/perc levegőztetés mellett, miközben G-penicillin előállításánál a fenileccetsav, V-penicillin előállításánál a fenoxieccetsav koncentrációját legalább 0,05 t.%, a pH-t ammónium-szulfát, ammónium-hidroxid és kálium-hidroxid oldatok adagolásával 6,2–7,0, az oldott nitrogén tartalmat legalább 20 mg/100 ml, a nedves sejttömeg tartalmat napraforgóolaj, szacharóz oldat és víz adagolásával legfeljebb 53 t.% értéken tartjuk, *azzal jellemezve*, hogy a rendszerből 90 órás fermentáció után a fermentálé 5–10 t.%-át 10–20 órás időközökben leengedjük és a folyamatot 160–240 órán át folytatjuk.
- 15
- 20
- 25

Ábra nélkül

SBG&K PATENT AND LAW OFFICES
 PARTNERSHIP OF LAWYERS AND PATENT ATTORNEYS BUDAPEST

Budapest, May 15, 2003

Your ref.: 02818US/DIV1/VS

Our ref.: GEN/82/03/SZE/Szö

VIA TELEFAX
 31 15 2793957
 Total pages: 4

Messrs.
 DSM N.V.
 Patents and Trademarks
 Attn.: Dr. V.R. Swarte
 Delft

DOSS 02818US/DIV 1/				
15 MEI 2003				
2003/05/3029				
VS				
	TS	CB	TAX	CIRC

ATTORNEYS AT LAW:
 Dr. Katalin SZAMOSI
*President of the Board
 Managing Partner*
 Dr. Róbert BÉRCZES
Member of the Board
 Dr. Gabriella SASVÁRI
Member of the Board

Dr. Éva SZALONTAY
 Dr. Katalin ÁRVA
 Dr. István BAJKAI
 Dr. László BÉRCZES
 Dr. Gábor GERMUS
 Dr. Miklós KRZYŻEWSKY

OF COUNSEL:
 Dr. Ádám SZENTPÉTERI
 Dr. Vilmos BACHER

PATENT ATTORNEYS:
 Ádám SZENTPÉTERI
*Member of the Board
 Managing Partner*
 László BELICZAY
Member of the Board

Dr. Tamás BOKOR
 Emília CSANAK
 Dr. Bernadett DÁLMY
 Katalin DERZSI
 Katalin DÖNUSZ
 Dr. Judit JAKAB
 Zoltán KÖTELES
 Zsuzsanna LÁNG
 András MÁK
 Dr. Éva PARRAGH
 Zoltán RÁTHONYI
 Mária SOMLAI
 Dr. Emil SÓVÁRY
 Zsolt SZENTPÉTERI

Re.: US Patent Application No. 09/982,474 (Hungarian Patent No. 195540)
 in the name of DSM N.V.

Dear Sirs,

This is to revert to your fax message of 13, May 2003.

Please find below the components of the fermentation media as mentioned in the examples:

Example 1:

Peanut flour
 Corn steep liquor (100% dry material content)
 Sodium thiosulphate
 calcium carbonate
 sunflower oil

Example 2:

Peanut flour
 Corn steep liquor (100% dry material content)
 Sodium thiosulphate
 calcium carbonate
 phenoxyacetic acid



- 3 -

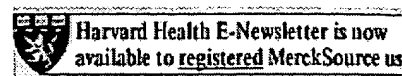
Please be advised that Example 1, most probably by mistake, lists phenylacetic acid instead of the phenoxyacetic.

Should you wish to obtain additional information, please do not hesitate to contact us.

Very truly yours,

A handwritten signature in cursive script, appearing to read 'Adam Szentpéteri, Jr.'.

Ádám Szentpéteri, Jr.
Managing Partner


[Welcome](#) | [Sign In](#) | [Register Now](#)


SITE HIGHLIGHTS

SEARCH

 [GO](#)
 Entire Site ☒
[Advanced Search](#)
[Search Help](#)

MEDLINEPLUS SEARCH

 [GO](#)

CONDITION BRIEFS

 Choose a Condition Brief ☒

HEALTH CENTERS

[Women • Seniors](#)
[Men • Children](#)

FEATURES

[Virtual Body Tours](#)
[The Merck Manual—
Second Home Edition](#)
[A.D.A.M. Encyclopedia](#)
[You and Your Doctor](#)

MY FOLDER

MY PAGE

[Home](#)[Condition Guides](#)[Health Centers](#)[Resource Library](#)[You are here](#)

Powered by Dorland's Illustrated Medical Dictionary

This information is provided by an independent source. Merck & Co., Inc. is not responsible for Please discuss any and all treatment options with your healthcare professional. The manufacturer product generally has the most complete information about that product.

[Return to Main Index](#)

>>



W.B. SAUNDERS

Harcourt Health Sciences

<< [Previous](#)
[A-B](#) | [C-D](#) | [E-F](#) | [G-H](#) | [I-J](#) | [K-L](#) | [M-N](#) | [O-P](#) | [Q-R](#) | [S-](#)
[T](#) | [U-V](#) | [W-X](#) | [Y-Z](#)

P

[penciclovir](#) — [peptotoxin](#)

penciclovir (pen·ci·clo·vir) (pen-si'klo-vir) an antiviral compound that inhibits synthesis and replication in human herpesviruses 1 and 2, used in the treatment recurrent herpes labialis; applied topically.

Pende's sign (Pen·de's sign) (pen'd[amacr]z) [Nicola *Pende*, Italian physician 1970] André-Thomas sign.

pendelluft (pen·del·luft) (pen'd[schwa]-looft") [Ger. "pendulum breath"] the movement of air back and forth between the lungs, resulting in increased dead space ventilation.

Pendred's syndrome (Pen·dred's syndrome) (pen'dredz) [Vaughan *Pend* English physician, 1869–1946] see under syndrome.

pendular (pen·du·lar) (pen'du-l[schwa]r) having a pendulum-like movement.

pendulous (pen·du·lous) (pen'du-l[schwa]s) [L. *pendere* to hang] hanging loosely dependent.

Penecort (Pen·e·cort) (pen'[schwa]-kort") trademark for preparations of hydrocortisone.

penectomy (pe·nec·to·my) (pe-nek't[schwa]-me) [*penis* + *-ectomy*] surgical removal of the penis.

penetrability (pen·e·tra·bil·i·ty) (pen'[schwa]-tr[schwa]-bil'[ibreve]-te) the ability of rays to penetrate matter.

penetrance (pen·e·trance) (pen'[schwa]-tr[schwa]ns) [L. *penetrare* to enter in]

benzyl penicillin sodium, p. G sodium.

clemizole penicillin, the clemizole salt of penicillin G, the combination o which produces a repository form of penicillin G with antihistaminic proper

dimethoxyphenyl penicillin sodium, methicillin sodium.

penicillin G, the most widely used form and the first of the penicillins developed for medicinal use. It is used in the form of the benzathine, potassium, procaine, and sodium salts, principally in the treatment of infections due to penicillin-susceptible gram-positive bacteria, gram-negat cocci, *Treponema pallidum*, and *Actinomyces israelii*. Called also benzylpenicillin.

penicillin G benzathine, [USP] a salt having a long-sustained action, obtained by combining penicillin G with *N,N'*-bis(phenylmethyl)-1,2-ethanediamine (2:1); administered orally and intramuscularly.

penicillin G potassium, a salt of penicillin G, administered orally and by intravenous injection or infusion.

penicillin G procaine, a salt having a long-sustained action, obtained by combining penicillin G with procaine (1:1); administered intramuscularly.

penicillin G sodium, [USP] a salt having a potency of 1500–1750 U per administered intramuscularly and intravenously.

isoxazolyl penicillin, a group of semisynthetic penicillins, including oxacillin, cloxacillin, and dicloxacillin, which combine resistance to penicillinase with acid stability and activity against gram- positive bacteria.

penicillin N, adicillin.

penicillin O, a penicillin produced biosynthetically by adding a precursor the culture medium; penicillin O and its potassium and sodium salts have actions similar to those of penicillin G and are said to be hypoallergenic.

penicillin O potassium, see p. O.

penicillin O sodium, see p. O.

phenoxymethyl penicillin, p. V.

potassium phenoxymethyl penicillin, p. V potassium.

penicillin V, [USP] a semisynthetic oral penicillin prepared from cultures the mold *Penicillium* in the presence of 2-phenoxyethanol with an autolysa of yeast as the source of nitrogen. It is a broad-spectrum antibiotic having pharmacologic and toxic properties similar to those of other penicillins, and less potent than penicillin G. Called also phenoxymethyl p.

penicillin V benzathine, [USP] the benzathine salt of penicillin V, administered orally.

penicillin V potassium, [USP] the potassium salt of penicillin V, administered orally.

STEDMAN'S

Medical

Dictionary

26th Edition

ILLUSTRATED IN **COLOR**



Williams & Wilkins

Baltimore • Philadelphia • Hong Kong
London • Munich • Sydney • Tokyo

A WAVERLY COMPANY

homozygous
mozygotes for
environmental
with hypostasis
before tends to

etically deter-
deeper tissues

or entering. 2.
io, fr. penetro

instrument for
om any given

of poverty. [G.]

; a degradation
he treatment of
and cystinuria,
's disease; also
ysteine.

illanic acid.
illin without the
(H-) of penicil-

llus (1).

icillus. 2. Hav-

duced by *Pen-*
from *P. cyclop-*
tive bacteria but

biotic substance
1 notatum of *P.*
synthetic variants
1 in action; *Pen-*
is, and, with the
particularly low

1 antibiotic sub-
the molds *Pen-*
al or sublingual

ysis of the anti-
ion and penicil-

1 p. G. or crystal-
% and not more

loroprocaine and
otic in the blood
similar to the

ound; it contains
minum, and is
on intramuscular
ic obtained in
and parenterally
occi and strep-
SYN benzyl

ound with
double prep-

1 mixture of

salts consisting chiefly of the salt of the diacidic base *N,N'*-bis-(dehydroabietyl) ethylenediamine.

p. G potassium, potassium benzylpenicillin; the potassium salt of p. G, containing 85 to 90% p. G.

p. G procaine, procaine p; procaine benzylpenicillin; the procaine salt of p. G; it has a more prolonged action than p. G.

p. G sodium, sodium benzylpenicillin; the sodium salt of p. G, containing not less than 85% p. G.

p. N, SYN *cephalosporin N*.

p. O, $R=CH_2=CHCH_2SCH_2-$; produced by growing the mold in a medium containing allylmercaptomethylacetic acid; also available as the potassium and sodium salts. SYN allylmercaptomethylpenicillin.

p. phenoxymethyl, SYN p. V.

p. V, $R=C_6H_5OCH_2-$; obtained from *Penicillium chrysogenum* Q 176; a crystalline nonhydroscopic acid, very stable even in high humidity; it resists destruction by gastric juice; the potassium salt is used orally; precursor for the synthesis of analogs of cephalosporin C. SYN p. phenoxymethyl, phenoxymethylpenicillin.

p. V benzathine, benzathine phenoxymethylpenicillin; p. for oral use.

p. V hydrabamine, hydrabamine phenoxymethylpenicillin; a compound with preparation and uses analogous to those of p. G hydrabamine.

pen-i-cil-li-nase (pen-i-sil'i-nās). 1. SYN β -lactamase. 2. A purified enzyme preparation obtained from cultures of a strain of *Bacillus cereus*; formerly used in the treatment of slowly developing or delayed penicillin reactions.

pen-i-cil-li-nate (pen-i-sil'i-nāt). A salt of a penicillic acid (i.e., of a penicillin).

pen-i-cil-li-o-sis (pen-i-sil-ē-ō'sis). Infection with fungi of the genus *Penicillium* and characterized in dogs by chronic sneezing and a nasal discharge.

pen-i-cil-li-um (pen-i-sil'ē-ūm). A genus of fungi (class Ascomycetes, order Aspergillales), species of which yield various antibiotic substances and biologicals; e.g., *citrinum* yields citrinin; *claviforme*, *P. expansum*, and *P. patulum* yield patulin; *P. chrysogenum* yields penicillin; *P. griseofulvum* yields griseofulvin; *P. notatum* yields penicillin and notatin; *P. cyclopium* and *P. tuberculum* yield penicillic acid; *P. purpurogenum* and *P. rubrum* yield rubratoxin. *P. marneffei* is a true pathogen in Southeast Asia and in the bamboo rats. [see penicillus]

pen-i-cil-lo-ic acid (pen'i-sil-ō'ik). Alkali and bacterial degradation product of a penicillin, resulting from hydrolysis of the β -bond.

pen-i-cil-lo-yl pol-y-ly-sine (pen-i-sil'ō-il). A preparation of polysine and a penicillic acid, used intradermally in the diagnosis of penicillin sensitivity; sensitive persons may react with systemic manifestations, including generalized cutaneous eruptions.

pen-i-cil-lus, pl. **pe-ni-cil-li** (pen-i-sil'ūs, -sil'ī). 1 [NA]. One of the units formed by the repeated subdivision of the minute arterioles of the spleen. 2. In fungi, one of the branched conidiophores bearing chains of conidia in *Penicillium* species. [L. paint brush]

pen-i-cin (pen'i-sin). SYN 6-aminopenicillanic acid.

penile (pē-nīl). Relating to the penis. SYN penial.

pen-i-l-lac-ids (pe-nīl'ik). Acid degradation products of penicillins, produced by cleavage of the 1,7 bond, forming penicilloic acid and formation of a bond between the exocyclic carbonyl carbon and N-1 with elimination of H_2O from those two and the exocyclic NH.

pen-in (pen'in). 6-Aminopenicillanic acid (NH_2 replacing $CONH_2$ in penicillin); an intermediate in the synthesis of penicillins.

pen-is, pl. **pe-nis** (pē-nis) [NA]. The organ of copulation in the male. It is formed of three columns of erectile tissue, two arranged laterally on the dorsum (corpora cavernosa p.) and one below (corpus spongiosum); the urethra traverses the extremity (glans p.) is formed by an expansion of the corpus spongiosum, and is more or less completely covered by a

free fold of skin (preputium). SYN intromittent organ, membrum virile, phallus, priapus, virga. [L. tail]

bifid p., SYN diphallus.

buried p., normal p. obscured by suprapubic fat.

clubbed p., a deformity of the erect p. marked by a curve to one side or toward the scrotum.

concealed p., usually a complication of circumcision wherein the anastomotic line between shaft skin and preputial collar closes like an iris or cicatrix over glans (some equate this to buried penis).

p. femin'eus, obsolete term for clitoris.

gryposis p., SYN chordee (1).

p. luna'tus, SYN chordee (1).

p. mulie'bris, obsolete term for clitoris.

p. palma'tus, SYN webbed p.

webbed p., deficient ventral penile shaft skin which is buried in scrotum or tethered to scrotal midline by a fold or web of skin. The urethra and erectile bodies are usually normal. SYN p. palma-tus, penoscrotal transposition.

pe-nis-chi-sis (pē-nis'ki-sis). A fissure of the penis resulting in an abnormal opening into the urethra, either above (epispadias), below (hypospadias), or to one side (paraspadias). [L. penis + G. schisis, fissure]

pe-ni-tis (pē-nī'tis). Obsolete term for inflammation of the penis. SYN phallitis.

pen-nate (pen'āt). Feathered; resembling a feather. SYN penniform. [L. pennatus, fr. penna, feather]

pen-ni-form (pen'i-fōrm). SYN pennate. [L. penna, feather, + forma, form]

pen-ny-roy-al (pen'ē-roy-āl). A name in folk medicine given to *Mentha pulegium* (an aromatic p.), or to *Hedeoma pulegeoides* (American p.) (family Labiatae); an aromatic stimulant formerly used as an emmenagogue.

pe-no-scro-tal (pē-nō-skrō'tāl). Relating to both penis and scrotum.

pe-not-o-my (pē-not'o-mē). SYN phallotomy. [L. pēnis + G. tomē, a cutting]

Penrose, Charles B., U.S. gynecologist, 1862-1925. [SEE P. drain.]

Δpenta-. Combining form denoting five. [G. pente, five]

pen-ta-ba-sic (pen-tā-bā'sik). Denoting an acid having five replaceable hydrogen atoms. [penta- + G. basis, base]

pen-ta-chlo-ro-phe-nol (pen-tā-klōr-ō-fen'ol). Insecticide for termite control; pre-harvest defoliant; general herbicide. Has been recommended for use in the preservation of wood, wood products, starches, dextrins, glues. No longer available for consumer use; a powerful irritant.

pen-tad. 1. A collection of five things in some way related. 2. In chemistry, a pentavalent element. [G. pentas, the number five]

Reynolds p., abdominal pain, fever, jaundice, shock, and depression of central nervous system function; usually indicative of acute suppurative cholangitis.

pen-ta-dac-tyl, **pen-ta-dac-tyle** (pen-tā-dak'til). Having five fingers or toes on each hand or foot. SYN quinquedigitate. [penta- + G. daktylos, finger]

pen-ta-eryth-ri-tol (pen-tā-ē-rith'ri-tol). $C(CH_2OH)_4$; Tetrakis-(hydroxymethyl)methane; the tetranitrate is a coronary vasodila-

Combining forms

WordFinder

Multi-term entry finder

Free-chip letter: A

A-Z, A-M, A-Z, A-M

Reverse letter: A and M

Appendices

Following letter: Z

SYN Synonyms, CE, compare

[USA] Nonthe-variant

[MEX] Negation

Unidirectional

Official abbreviations

Official abbreviations

Official abbreviations

Official abbreviations

Official abbreviations

Official abbreviations